(51) Internationale Patentklassifikation 6:

C12N 15/37, C07K 14/025, 16/08, C12N 5/10, C12Q 1/68, G01N 33/50, A61K 39/12

(11) Internationale Veröffentlichungsnummer:

WO 99/09177

A2

(43) Internationales Veröffentlichungsdatum:

25. Februar 1999 (25.02.99)

(21) Internationales Aktenzeichen:

PCT/DE98/02379

(22) Internationales Anmeldedatum: 12. August 1998 (12.08.98)

(81) Bestimmungsstaaten: JP, US, europäisches Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).

(30) Prioritätsdaten:

197 35 118.2

13. August 1997 (13.08.97) DE Veröffentlicht

Ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts.

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): KREBSFORSCHUNGSZENTRUM **DEUTSCHES** STIFTUNG DES ÖFFENTLICHEN RECHTS [DE/DE]; Im Neuenheimer Feld 280, D-69120 Heidelberg (DE).

(72) Erfinder; und

- (75) Erfinder/Anmelder (nur für US): DE VILLIERS ZUR HAUSEN, Ethel-Michelle [DE/DE]; (DE). ZUR HAUSEN, Harald [DE/DE]; Eichenstrasse 1, D-69483 (DE). ZUR Waldmichelbach (DE).
- (74) Anwalt: SCHÜSSLER, Andrea; Huber & Schüssler, Truderinger Strasse 246, D-81825 München (DE).
- (54) Title: PAPILLOMA VIRUS, AGENTS FOR THE DETECTION THEREOF AND FOR THE THERAPY OF THE DISEASES **CAUSED BY SAID VIRUS**
- (54) Bezeichnung: PAPILLOMVIREN, MITTEL ZU DEREN NACHWEIS SOWIE ZUR THERAPIE VON DURCH SIE VERUR-SACHTEN ERKRANKUNGEN

(57) Abstract

The invention relates to a DNA coding a peptide of a papilloma virus main capsid protein or a papilloma virus genome. The invention further relates to the proteins coded by the papilloma virus genome, to the antibodies directed against said virus and to the use of said proteins and antibodies for diagnostic, therapeutic and vaccination purposes.

(57) Zusammenfassung

Die Erfindung betrifft eine DNA, die für ein Peptid eines Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins bzw. ein Papillomvirus-Genom codiert. Des weiteren betrifft die Erfindung durch das Papillomvirus-Genom codierte Proteine und gegen sie gerichtete Antikorper sowie deren Verwendung in Diagnose, Therapie und Vakzinierung.

LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

	AL	Albanien	ES	Spanien	LS	Lesotho	SI	Slowenien
1	AM	Armenien	FI	Finnland	LT	Litaven	SK	Slowakei
- 1	AT	Österreich	FR	Frankreich	LU	Luxemburg	SN	Senegal
	ΑU	Australien	GA	Gabun	LV	Lettland	SZ	Swasiland
4	ΑZ	Aserbaidschan	GB	Vereinigtes Königreich	MC	Monaco	TD	Tschad
ı	BA	Bosnien-Herzegowina	GE	Georgien	MD	Republik Moldau	TG	Togo
. 1	BB	Barbados	GH	Ghana	MG	Madagaskar	TJ	Tadschikistan
1	BE	Belgien	GN	Guinea	MK	Die ehemalige jugoslawische	TM	Turkmenistan
1	BF	Burkina Faso	GR	Griechenland		Republik Mazedonien	TR	Türkei
1	BG	Bulgarien	HU	Ungam	ML	Mali	TT	Trinidad und Tobago
	BJ	Benin	IE	Irland	MN	Mongolei	UA	Ukraine
	BR	Brasilien	IL	Israel	MR	Mauretanien	UG	Uganda
	BY	Belarus	IS	Island	MW	Malawi	US	Vereinigte Staaten von
	CA	Kanada	IT	Italien	MX	Mexiko ,		Amerika
	CF	Zentralafrikanische Republik	JP	Japan	NE	Niger	UZ	Usbekistan
ŀ	CG	Kongo	KE	Kenia	NL	Niederlande	VN	Vietnam
	CH	Schweiz	KG	Kirgisistan	NO	Norwegen	YU	Jugoslawien
	CI	Côte d'Ivoire	KP	Demokratische Volksrepublik	NZ	Neuseeland	zw	Zimbabwe
	СМ	Kamerun		Котеа	PL	Polen		
ı	CN	China	KR	Republik Korea	PT	Portugal		
	CU	Kuba	KZ	Kasachstan	RO	Rumānien		
Ì	CZ	Tschechische Republik	LC	St. Lucia	RU	Russische Föderation		
	DE	Deutschland	u	Liechtenstein	SD	Sudan		•
i	DK	Dānemark .	, LK	Sri Lanka	SE	Schweden		
l	EE	Estland	L.R	Liberia	SG	Singapur		
1								

WO 99/09177 PCT/DE98/02379

Papillomvir n, Mittel zu deren Nachweis sowie zur Therapie von durch sie verursachten Erkrankungen

Die Erfindung betrifft eine DNA, die für ein Peptid eines Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins bzw. ein Papillomvirus-Genom codiert. Desweiteren betrifft die Erfindung durch das Papillomvirus-Genom codierte Proteine und gegen sie gerichtete Antikörper sowie deren Verwendung in Diagnose, Therapie und Vakzinierung.

Es ist bekannt, daß Papillomviren das Epithelgewebe von Mensch und Tier infizieren. Human-Papillomviren (nachstehend mit HP-Viren bezeichnet) finden sich in benignen, z.B. Warzen, Kondylome im Genitalbereich, und malignen, z.B. Karzinome der Haut und der Gebärmutter, epithelialen Neoplasmen (vgl. zur Hausen, H., Biochimica et Biophysica Acta (BBA) 1288, (1996), Seiten 55-78). Auch werden HP-Viren für die Entwicklung maligner Tumoren im Oropharyngealbereich in Betracht gezogen (vgl. zur Hausen, H., Curr. Top. Microbiol. Immunol. 78, (1977), Seiten 1-30).

Papillomviren weisen ein ikosaedrisches Capsid ohne Hülle auf, in dem ein zirkuläres, doppelsträngiges DNA-Molekül von etwa 7900 bp vorliegt. Das Capsid umfaßt ein Hauptcapsid-Protein (L1) und ein Nebencapsid-Protein (L2). Beide Proteine, coexprimiert oder L1 alleine exprimiert, führen in vitro zur Ausbildung von Virus-ähnlichen Partikeln (vgl. Kirnbauer, R. et al., Journal of Virology, (1993), Seiten 6929-6936).

Papillomviren lassen sich nicht in Monolayer-Zellkultur vermehren. Ihre Charakterisierung ist daher äußerst schwierig, wobei bereits der Nachweis von Papillomviren erhebliche Probleme schafft. Dies trifft insbesondere für Papillomviren in Karzinomen der Haut zu.

Der vorliegenden Erfindung liegt somit die Aufgabe zugrunde, ein Mittel b reitzustellen, mit dem Papillomviren, insbesondere in Karzinomen der Haut, nachgewiesen werden können. Ferner sollte ein Mittel bereitgestellt werden, um gegen diese Papillomviren therapeutisch vorgehen zu können.

Erfindungsgemäß wird dies durch die Bereitstellung der Gegenstände in den Patentansprüchen erreicht.

Gegenstand der Erfindung ist somit eine für ein Peptid eines Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins (L1) codierende DNA, wobei das Peptid die Aminosäuresequenz von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7 oder eine davon durch ein oder mehrere Aminosäuren unterschiedliche Aminosäuresequenz umfaßt.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist eine für ein Peptid eines Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins codierende DNA, wobei die DNA die Basensequenz von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7 oder eine davon durch ein oder mehrere Basenpaare unterschiedliche Basensequenz umfaßt.

Fig. 1 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid DL314 bei der DSMZ (Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen) unter DSM 11604 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Fig. 2 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid DL347 bei der DSMZ unter DSM 11605 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Fig. 3 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid DL369 bei der DSMZ unter DSM 11606 am 12. Juni 1997

hinterlegt.

Fig. 4 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid GA1-3 bei der DSMZ unter DSM 11607 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Fig. 5 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid GA3-1 bei der DSMZ unter DSM 11608 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Fig. 6 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid GA6-2 bei der DSMZ unter DSM 11609 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Fig. 7 zeigt die Basensequenz und die davon abgeleitete Aminosäuresequenz einer für ein Peptid von L1 eines Papillomvirus codierenden DNA. Diese DNA wurde als Plasmid GA9-4 bei der DSMZ unter DSM 11610 am 12. Juni 1997 hinterlegt.

Vorstehende DNA wurde mit der DNA bekannter Papillomviren verglichen. Es wurden Sequenzhomologie-Studien durchgeführt. Eine Homologie, die weniger als 90 % beträgt, weist eine erfindungsgemäße DNA als neues HP-Virus aus. Die erfindungsgemäßen DNAs weisen zu bekannten Papillomviren folgende Sequenzhomologien auf:

DNA von Fig. 1: 78 % zu HP-Virus 15

DNA von Fig. 2: 80 % zu HP-Virus 5b

DNA von Fig. 3: 76 % zu HP-Virus 15

DNA von Fig. 4: 80 % zu HP-Virus 24

DNA von Fig. 5: 79 % zu HP-Virus 8

DNA von Fig. 6: 81 % zu HP-Virus 12

DNA von Fig. 7: 84 % zu HP-Virus 15

Erfindungsgemäß kann vorstehende DNA in einem Vektor bzw. Expressionsvektor vorliegen. Beispiele solcher sind dem Fachmann bekannt. Im Falle eines Expressionsvektors für E. coli sind dies z.B. pGEMEX, pUC-Derivate, pGEM-T und pGEX-2T. Für die Expression in Hefe sind z.B. pY100 und Ycpad1 zu nennen, während für die Expression in tierischen Zellen z.B. pKCR, pEF-BOS, cDM8 und pCEV4, anzugeben sind.

Der Fachmann kennt geeignete Zellen, um vorstehende, in einem Expressionsvektor vorliegende DNA zu exprimieren. Beispiele solcher Zellen umfassen die E.coli-Stämme HB101, DH1, x1776, JM101, JM 109 und XL1-Blue, den Hefe-Stamm Saccharomyces cerevisiae und die tierischen Zellen L, NH-3T3, FM3A, CHO, COS, Vero, und Hela.

Der Fachmann weiß, in welcher Weise vorstehende DNA in einen Expressionsvektor inseriert werden muß. Ihm ist auch bekannt, daß vorstehende DNA in Verbindung mit einer für ein anderes Protein bzw. Peptid codierenden DNA inseriert werden kann, so daß vorstehende DNA in Form eines Fusionsproteins exprimiert werden kann.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Papillomvirus-Genom, das vorstehende DNA umfaßt. Der Ausdruck "Papillomvirus-Genom" umfaßt auch ein unvollständiges Genom, d.h. Fragmente eines Papillomvirus-Genoms, die vorstehende DNA umfassen. Dies kann z.B. eine für L1 codierende DNA oder ein Teil davon sein.

Zur Bereitstellung vorstehenden Papillomvirus-Genoms kann ein übliches Verfahren verwendet werden. Günstig ist ein Verfahren, das folgende Verfahrensschritte umfaßt:

- (a) Isolierung der Gesamt-DNA aus einer Biopsie epithelialen Neoplasmas,
- (b) Hybridisierung der Gesamt-DNA von (a) mit vorstehender DNA, wodurch ein in der Gesamt-DNA von (a) enthaltenes Papillomvirus-Genom nachgewiesen wird, und
- (c) Klonierung der das Papillomvirus-Genom enthaltenden Gesamt-DNA von (a) in einem Vektor, und gegebenenfalls Subklonierung des erhaltenen Klons, wobei sämtliche Verfahrensschritte üblicher DNA-Rekombinationstechnik entstammen.

Hinsichtlich der Isolierung, Hybridisierung und Klonierung von Zell-DNA wird ergänzend auf Sambrook et al., Molecular Cloning, A Laboratory Manual, zweite Ausgabe, Cold Spring Harbor Laboratory (1989) verwiesen.

Der Ausdruck "epitheliales Neoplasma" umfaßt jegliche Neoplasmen des Epithelgewebes bei Mensch und Tier. Beispiele solcher Neoplasmen sind Warzen, Kondylome im Genitalbereich und Karzinome der Haut. Letztere werden vorliegend bevorzugt verwendet, um vorstehendes Papillomvirus-Genom zu isolieren.

Der Ausdruck "Vektor" umfaßt jegliche zur Klonierung von chromosomaler bzw. extrachromosomaler DNA geeignete Vektoren. Beispiele solcher Vektoren sind Cosmide, wie pWE15 und Super Cos1, und Phagen, wie λ -Phagen, z.B. λ ZAP Expressvector, λ ZAPII Vector und λ gt10 Vektor. Vorliegend werden λ -Phagen bevorzugt verwendet. Vorstehende Vektoren sind bekannt und bei der Firma Stratagene erhältlich.

Erfindungsgemäße Papillomvirus-Genome können integriert in chromosomaler DNA oder extrachromosomal vorliegen. Dem Fachmann sind Verfahren bekannt, dies abzuklären. Auch weiß er um Verfahren, die zur Klonierung der Papillomvirus-Genome optimalen Restriktionsenzyme herauszufinden. Er wird sich an

Genomen bekannter Papillomviren orientieren. Insbesondere wird der Fachmann die vorstehend genannten HP-Viren entsprechend beachten.

Beispielhaft wird die Bereitstellung eines mit DL314-G bezeichneten Papillomvirus-Genoms beschrieben. Hierzu wird die Gesamt-DNA aus einer Biopsie eines Basalzellkarzinoms isoliert, mit BamHI gespalten und in einem Agarosegel elektrophoretisch aufgetrennt. Das Agarosegel wird danach einem Blotting-Verfahren unterzogen, wodurch die DNA auf eine Nitrozellulosemembran übertragen wird. Diese wird in ein Hybridisierungsverfahren eingesetzt, in dem die DNA von Fig. 1, ggfs. in Kombination mit einer DNA von HP-Virus 15 als markierte Probe verwendet wird. Es wird eine Hybridisierung mit der in der Gesamt-DNA vorliegenden Papillomvirus-DNA erhalten.

Im weiteren wird vorstehende mit BamHI gespaltene Gesamt-DNA in einem λ -Phagen kloniert. Die entsprechenden Klone, d.h. die die Papillomvirus-DNA enthaltenden Klone, werden durch Hybridisierung mit der DNA von Fig. 1, ggfs. in Kombination mit einer DNA des HP-Virus 15 identifiziert. Das Insert dieser Klone wird dann einer weiteren Klonierung in einem Plasmid-Vektor unterzogen, wodurch ein Klon erhalten wird, der das Papillomvirus-Genom DL314-G enthält. Das Genom wird durch Sequenzierung bestätigt.

In analoger Weise werden weitere Papillomvirus-Genome bereitgestellt. Sie werden entsprechend der zu ihrer Bereitstellung verwendeten DNAs bezeichnet, mit: DL347-G, DL369-G, GA1-3-G, GA3-1-G, GA6-2-G bzw. GA9-4-G.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein Protein, das durch vorstehendes Papillomvirus-Genom codiert wird. Ein solches Protein ist z.B. ein Hauptcapsid-Protein (L1) oder ein Nebencapsidprotein (L2). Die Herstellung eines vorstehenden Proteins erfolgt in üblicher Weise. Beispielhaft wird die Herstellung von L1 bzw. L2 des Papillomvirus-Genoms DL314-G beschrieben. Hierzu wird das zu der DNA von Fig. 1 verwandte HP-Virus 15 herangezogen. Von diesem ist die vollständige Sequenz und die Lage einzelner für Proteine codierender DNA-

Bereiche bekannt. Durch parallele Restriktionsspaltungen beider Genome und anschließender Hybridisierung mit verschiedenen, die L1 bzw. L2 codierende DNA betreffenden Fragmenten werden diese DNAs auf dem Papillomvirus-Genom DL314-G identifiziert. Sie werden durch Sequenzierung bestätigt. Die für L1 codierende DNA wird mit DL314-G-L1-DNA und die für L2 codierende DNA mit DL314-G-L2-DNA bezeichnet.

Im weiteren wird die für L1 bzw. L2 codierende DNA in einen Expressionsvektor inseriert. Beispiele eines solchen für E. coli, Hefe und tierische Zellen sind vorstehend genannt. Insbesondere wird für die Expression in E. coli auf den Vektor pGEX-2T verwiesen (vgl. Kirnbauer, R. et al., supra). Nach Insertion der DL314-G-L1- bzw. DL314-G-L2-DNA wird pGEX-2T-DL314-G-L1 bzw. pGEX-2T-DL314-G-L2 erhalten. Diese Expressionsvektoren exprimieren nach Transformation von E. coli ein Glutathion S-Transferase-L1- bzw. Glutathion S-Transferase-L2-Fusionsprotein. Die Reinigung dieser Proteine erfolgt in üblicher Weise.

Für eine weitere Expression vorstehender L1 bzw. L2 codierender DNA wird das Bacculovirus- bzw. Vacciniavirus-System genannt. Hierfür verwendbare Expressionsvektoren sind z.B. pEV mod. und pSynwtVI für das Bacculovirus-System (vgl. Kirnbauer, R. et al., supra). Für das Vacciniavirus-System sind insbesondere Vektoren mit dem Vacciniavirus "early" (p7.5k)- bzw. "late" (Psynth, p11K)-Promotor zu nennen (vgl. Hagensee, M., E. et al., Journal of Virology (1993), Seiten 315-322). Vorliegend wird das Bacculovirus-System bevorzugt. Nach Insertion vorstehender L1 bzw. L2 codierender DNA in pEV mod. wird pEVmod.-DL314-G-L1 bzw. pEVmod.-DL314-G-L2 erhalten.

Der erstere Expressionsvektoralleine bzw. beide Expressionsvektoren zusammen führen nach Infektion von SF-9 Insektenzellen zur Ausbildung von Virus-ähnlichen Partikeln. Im ersteren Fall umfaßt ein solches Partikel ein L1-Protein, während es im letzteren Fall neben einem L1- auch ein L2-Protein enthält.

Ein Virus-ähnliches Partikel letzteren Falls wird auch erhalten, indem die vor-

stehenden DL314-G-L1- und DL314-G-L2-DNAs gemeinsam in den Expressionsvektor pSynwtVI inseriert werden und das erhaltene pSynwtVI DL314-G-L1/L2 zur Infektion von SF-9 Insektenzellen verwendet wird. Die Reinigung vorstehender Virus-ähnlicher Partikel erfolgt in üblicher Weise. Sie stellen auch einen Gegenstand der Erfindung dar.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung ist ein gegen ein vorstehendes Protein bzw. Virus-ähnliches Partikel gerichteter Antikörper. Die Herstellung eines solchen erfolgt in üblicher Weise. Beispielhaft wird es für die Herstellung eines Antikörpers beschrieben, der gegen ein L1 von DL314-G umfassendes Virus-ähnliches Partikel gerichtet ist. Hierzu wird das Virus-ähnliche Partikel BALB/c-Mäusen subcutan injiziert. Diese Injektion wird im Abstand von jeweils 3 Wochen wiederholt. Etwa 2 Wochen nach der letzten Injektion wird das den Antikörper enthaltende Serum isoliert und in üblicher Weise getestet.

In bevorzugter Ausführungsform ist der Antikörper ein monoklonaler Antikörper. Zu seiner Herstellung werden nach vorstehender vierten Injektion den Mäusen Milzzellen entnommen und diese in üblicher Weise mit Myelomzellen fusioniert. Die weitere Klonierung erfolgt ebenso nach bekannten Verfahren.

Mit der vorliegenden Erfindung wird es ermöglicht, Papillomviren, insbesondere in Karzinomen der Haut, nachzuweisen. Hierzu kann die erfindungsgemäße DNA als solche oder von einer weiteren DNA umfaßt eingesetzt werden. Letztere kann auch ein Papillomvirus-Gom oder ein Teil davon sein.

Die vorliegende Erfindung ermöglicht ferner die Bereitstellung von bisher nicht gekannten Papillomviren. Diese finden sich insbesondere in Karzinomen der Haut. Desweiteren liefert die Erfindung Proteine und Virus-ähnliche Partikel, die auf diese Papillomviren zurückgehen. Darüberhinaus werden Antikörper bereitgestellt, die gegen diese Proteine bzw. Partikel gerichtet sind.

Die vorliegende Erfindung ermöglicht es also, diagnostische und therapeutische

Maßnahmen bei Papillomvirus-Erkrankungen zu ergreifen. Darüberhinaus liefert sie die Möglichkeit, eine Vakzine gegen Papillomvirus-Infektionen aufzubauen. Die vorliegende Erfindung stellt somit einen Durchbruch auf dem Gebiet der Papillomvirus-Forschung dar.

Die Erfindung wird durch die Beispiele erläutert.

Beispiel 1: Identifizierung des Papillomvirus-Genoms DL314-G

Aus einer Biopsie eines Basalzellkarzinoms wird die Gesamt-DNA isoliert. 10µg dieser DNA werden mit dem Restriktionsenzym Bam-HI gespalten und in einem 0,5 % Agarosegel elektrophoretisch aufgetrennt. Gleichzeitig werden auch 10µg vorstehender DNA aufgetrennt, die nicht gespalten worden ist. Das Agarosegel wird einem Blotting-Verfahren unterzogen, wodurch die DNA aus dem Agarosegel auf eine Nitrozellulosemembran übertragen wird. Diese wird in ein Hybridisierungsverfahren eingesetzt, in dem die vorstehende DNA von Fig. 1 in Kombination mit HP-Virus-15 DNA als p³²-markierte Probe verwendet wird. Es wird eine Hybridisierung mit der geblotteten DNA erhalten.

Vorstehende Verfahren sind dem Fachmann auf dem Gebiet der DNA-Rekombinationstechnik bekannt. Ergänzend wird auf Sambrook et al., supra verwiesen.

Beispiel 2: Klonierung des Papillomvirus-Genoms DL314-G

Die aus Beispiel 1 erhaltene Biopsie-DNA wird mit dem Restriktionsenzym BamHI gespalten. Die erhaltenen Fragmente werden in eine Ligasereaktion eingesetzt, in der ebenfalls der mit BamHI gespaltene und dephosphorylierte Vektor AZAP Express vorliegt. Die hierbei erhaltenen rekombinanten DNA-Moleküle werden in

Bakteriophagen verpackt und diese zur Infektion von Bakterien verwendet. Für diese Verfahrensschritte wird der von der Firma Stratagene angebotene ZAP Express Vektor Kit verwendet. Die erhaltenen Phagenplaques werden dann einem Hybridisierungsverfahren unterzogen, in dem die in Beispiel 1 verwendete p³²-markierte DNA von Fig. 1 in Kombination mit p32-markierter HP-Virus-15-DNA verwendet wird. Es wird eine Hybridisierung mit entsprechenden Phagenplaques erhalten. Aus diesen werden die BamHI-Fragmente von DL314-G isoliert und zusammen mit einem BamHI-gespaltenen, dephosphorylierten Plasmid-Vektor, pBluescript, in eine weitere Ligasereaktion eingesetzt. Die erhaltenen rekombinanten DNA-Moleküle werden zur Transformation von Bakterien, E. coli XL1-Blue, verwendet. Durch Restriktionsspaltungen bzw. Hybridisierung mit vorstehenden DNA-Proben wird ein das Papillomvirus-Genom DL314-G enthaltender Bakterienklon identifiziert. Das Plasmid dieses Bakterienklons wird mit pBlue-DL314-G bezeichnet.

Patentansprüche

- DNA, codierend für ein Peptid eines Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins, wobei das Peptid die Aminosäuresequenz von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7 oder eine davon durch ein oder mehrere Aminosäuren unterschiedliche Aminosäuresequenz umfaßt, und wobei die DNA durch folgende Verfahrensschritte erhältlich ist:
 - (a) Isolierung der Gesamt-DNA aus einer Biopsie epithelialen Neoplasmas,
 - (b) Hybridisierung der Gesamt-DNA von (a) mit einer DNA von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7, wodurch ein in der Gesamt-DNA von (a) enthaltenes Papillomvirus-Genom nachgewiesen wird, und
 - (c) Klonierung der das Papillomvirus-Genom enthaltenden Gesamt-DNA von (a) in einem Vektor sowie Sequenzierung des Klons.
- 2. DNA nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß die für das Peptid des Papillomvirus-Hauptcapsid-Proteins codierende DNA die Basensequenz von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7, oder eine davon durch ein oder mehrere Basenpaare unterschiedliche Basensequenz umfaßt, und wobei die DNA durch folgende Verfahrensschritte erhältlich ist:
 - (a) Isolierung der Gesamt-DNA aus einer Biopsie epithelialen Neoplasmas,
 - (b) Hybridisierung der Gesamt-DNA von (a) mit einer DNA von Fig. 1, Fig. 2, Fig. 3, Fig. 4, Fig. 5, Fig. 6 oder Fig. 7, wodurch ein in der Gesamt-DNA von (a) enthaltendes Papillomvirus-Genom nachgewiesen wird, und

- (c) Klonierung der das Papillomvirus-Genom enthaltenden Gesamt-DNA von (a) in einem Vektor sowie Sequenzierung des Klons.
- DNA nach Anspruch 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß die DNA ein Papillomvirus-Genom umfaßt.
- 4. Protein, codiert durch das Papillomvirus-Genom nach Anspruch 3.
- 5. Protein nach Anspruch 4, dadurch gekennzeichnet, daß das Papillomvirus-Hauptcapsid-Protein als Virus-ähnliches Partikel vorliegt.
- 6. Protein nach Anspruch 5, dadurch gekennzeichnet, daß das Virus-ähnliche Partikel auch ein Papillomvirus-Nebencapsid-Protein enthält.
- 7. Expressionsvektor, umfassend eine für das Protein nach Anspruch 4 codierende DNA.
- 8. Transformante, enthaltend den Expressionsvektor nach Anspruch 7.
- Verfahren zur Herstellung des Proteins nach Anspruch 4, umfassend die Kultivierung der Transformante nach Anspruch 8 unter geeigneten Bedingungen.
- 10. Antikörper, gerichtet gegen das Protein nach einem der Ansprüche 4-6.
- 11. Verwendung der DNA nach einem der Ansprüche 1-3 als Reagens zur Diagnose.
- Verwendung des Proteins nach einem der Ansprüche 4-6 als Reagens zur Diagnose, Therapie und/oder Vakzinierung.
- 13. Verwendung nach Anspruch 11 oder 12, wobei die Diagnose Papillom-

virus-Infektionen bzw. -Erkrankungen betrifft.

14. Verwendung nach Anspruch 12, wobei die Therapie und/oder Vakzinierung Papillomvirus-Infektionen bzw. -Erkrankungen betrifft.

from to: 380 DL314.seq

1	AA'	TCA	GCT(GTT	TAT	TAC	AGT	GGC	TGA	TAA	CAC	TCG.	AAA	CAC.	AAA	TTT	CAC	TAT	TAG	TGTT	
1	TT.	AGT	CGA	CAA	ATA	ATG	TCA	CCG	ACT.	ATT	+ GTG	AGC	TTT	-+- GTGʻ	 TTT	 AA:A	+ GTG	 ATA	ATC	+ ACAA	60
	N	Q	L	F	I	Т	V	A	D	N	Т	R	N	т	N	F	т	I	s	v	-
61	AC'	TAC	AGA'	TGC	TGG	GGA	TAT.	AAA 	TGA	ATA	TAC.	AGC	CAC.	AAA'	TGT	TAG	AGA	ATT	TTT	AAGA	120
	TG.	ATG;	rct.	ACG.	ACC	CCT.	ATA'	TTT	ACT	TAT.	ATG'	TCG	GTG'	TTT.	ACA	ATC	тст	ТАА	AAA	TTCT	120
	T	Т	D.	A	G	D	I	N	E	Y	Т	A	т	N	V	R	E	F	L	R	-
121	CA'	TGT.	AGA.	AGA.	ATT'	TCA.	AAT:	ATC	AAT'	TAT"	ГТТ. + – –	ACA.	ATT.	ATG'	TAA	GGT	TCC	TTT 	AGT	TCCA	100
	GT.	ACA'	rct"	TCT'	TAA	AGT'	TTA'	TAG	TTA	ATA	AAA'	TGT'	TAA	TAC	ATT	CCA	AGG.	AAA	TCA	AGGT	180
	Н	V	E	E	F	Q	I	s	I	I	L	Q	L	С	K	V	P	L	V	P	-
181	GA.	AGT'	TTT.	ATC.	ACA(GAT.	A.A.A'	TGC	TAT(GAA'	TTC.	AGG.	AAT.							AGGA	240
	CT"	TCA	'AAA'	TAGʻ	TGT	CTA'	TTT.	ACG.	ATA	CTT	AAGʻ	TCC'	TTA'	TAA	CCT'	TCT	CAC	CGT	TAA	TCCT	210
	E	V	_	S	Q	Ι			M					L			W	~	L	G	-
241				-+-			+				+			-+-			+			AGCA	300
																	ATT(GAG'	TTT'	TCGT	
					P											-		_			-
301				-+-			+				 -	-		-+-			+				360
301		•			rct?	ACG	ACG'									AAA	ACC	ATT'	TAA	ATGT	
	Т		C	_	D		A	Ţ	A	Ε	Q	K	E	D	P	F	G	K	F	T	-
361				-+-			+	38	0												
		AAC		ACA'	TCT	AGA'	ı'AG						•								

MAP of: DL347.seq from: 1 to: 389

,	AA'	rca.	YLAA	GTT:	rat:	rac:	rgty	GGT.	AGA	CAA	CAC	ACG	AAA	CAC'	'AAT	TTT(CAGʻ	TAT'	TTC.	AGTC	
T																				+ TCAG	60
	N	Q	M	F	ı	T	v	v	D	N	T	R	N	T	N	F	s	I	s	V	-
61																				GGAA	
91																				+ CCTT	120
	Y	T	E	G	G	Q	I	к	D	I	R	D	Y	T	s	т	Q	F	R	Е	-
121																				ACCT	190
121																				TGGA	100
	Y	L	R	Н	V	E	Ε	Y	E	I	s	V	I	L	Q	L	С	K	I	P	-
181																				CTGG	240
																				GACC	
	L	K	A	E	V	L	A	Q	I	N	A	M	N	S	s	L	L	E	D	M	-
241															-					TGAT	300
	GT	TAA	TCC	TAA	ACA	CGG.	ATG	TGG	ACT	ATT.	AGG	GTA	AGT	ACT	ATG	GAT	GTC	TAA	АТА	ACTA	
	Q	L	G	F	V	P	Т	P	D	N	P	Ι	Н	D	Т	Y	R	F	Ι	D	-
301				-+-			+				+			-+-			+			TGAA +	
																				'ACTT	
			A									P	K	Ε	K	P	D	P	Y	E	-
361			'AAA' 	-+-			+				38	9									
			TTT.							TTG											
	G	بل	N	r.	W	N	V	D	L		_		•								



DL369.seq from: 1 to: 380

4	AΑ	TCA	GAT	GTT	TGT	TAC	TGT	AGC	AGA	TAA	TAC	AAG	AAA	TAC	TAA	TTT	TAG	TAT	TAG	TGTA	
1	TT.	AGT	CTA	CAA	ACA	ATG	ACA	TCG	TCT	ATT	+ ATG	TTC	 TTT	-+- ATG	 ATT	AAA	+ ATC	- АТА	 ATC	+ ACAT	60
	N	Q	M	F	v	T	v	A	D	N	T	R	N	T	N	F	s	I	s	v	-
61	TC	TAC	AGA	TGG	CAA	TAT	ACC	ACA	GGA	ATA	TGA +	TTC	TTC	AAA -+-	TAT	TAG	AGA	ATT	TTT 	AAGA	120
	AG.	ATG'	TCT	ACC	GTT	'ATA	TGG	TGT	CCT	TAT	ACT	AAG	AAG	TTT	ATA	ATC	TCT	TAA	AAA	TTCT	120
	S	T	D	G	N	I	P	Q	E	Y	D.	S	S	N	I	R	E	F	L	R	_
121	CA	CGT	GGA	AGA -+-	ATA	TCA	TAA.	TTC	AGT	AAT 	TTT +	GCA	GCT	ATG	AAT 	AGT	ATC	ATT	GGA	TCCA	180
	GT	GCA	CCT	тст	TAT	'AGT	TTA	AAG	TCA	TTA	AAA	CGT	CGA	TAC	TTA	TCA	TAG	TAA	CCT	AGGT	100
		V																L	D	P	-
181				-+-			+				+			-+-			+			AGGG	240
	CT.	ATA	AAA	TCG	AGT	'TTA	GTT.	ACG	ATA	CTT	AAG	ACC	TTA	GAA	TCT	TCT	GAC	CGT	TAA	TCCC	
	D	I		A	*	I	N		М	N		G		L		D	W	Q		G	-
241				-+-			+				+			-+-			+			AGCT	300
	AA.	ATA	AGG	ACA	GGG	TCT	ATT	GAG	TCA	AGT.	ACT	GTG	TAT	GTC	TAT	ATA	ATT	AAG	TAA	TCGA	
		I																•	_		-
301				-+-			+				+			-+-			+			TGTG +	360
301			_	_									TCT	TCT	AGG	AAA	ACG	АТТ	CAT	ACAC	
	T	K		P	A	K	v 	P	P	T	Ε	R	Ε	D	P	F	Α	K	Y	V	-
361				-+-			+	38	0		·										
		GAC(TTG			•											



GA1-3 from: 1 to: 437

1	AA!	rca <i>i</i>	ACTO	3 TT 1	rat'	rac:	AGT	GGT	GGA(CAA	CAC	AAG.	AAA	CAC	AAA	CTT	CAG	TAT	TAG	TGTG	
_		AGT7	rgac	CAAZ	LATA	ATG	TCA	CCA	CCT	GTT(GTG	rrc	TTT	-+- GTG	TTT	GAA	+ GTC	 АТА	ATC	ACAC	60
	N	Q	L	F	I	T	V	v	D	N	Т	R	N	T	N	F	s	I	s	v	-
61	TA	ragi	rga,	AGCA	AGG'	raa.	AGT.	AAA	GGA'	TAT	TTC.	AGA	TTA	TGA	TGC	AAA	CAA	ATT	TAG	GGAA	100
	AT	ATC	ACTI	rcgi	rcc <i>i</i>	ATT!	rca'	rtt	CCT.	ATA.	AAGʻ	TCT.	AAT.	ACT	ACG	TTT	GTT	TAA	ATC	CCTT	120
	Y	S	E	A	G	K	v	ĸ	D	I	s	D	Y	D	A	N	K	F	R	Ξ	-
121																				ACCT	100
																				TGGA	180
	Y	Q	K	H _.	V	E	E	Y	E	I	s	L	Ξ	Ŀ	Q	L	С	K	I	Þ	-
181			AGC																	GTGG	240
	AA'	rtt	rcgo																	CACC	240
241	L	K	A	D	V	L	A	Q	I	N	A	M	N	P	s	L	L	E	Ė	M	-
241	CA.	ACTO	GGG	3TT	rgt?	ACC	TGC	ACC.	AGA	CAA'	rcc.	ATT	GCA	AAG -+-	TAC	CTA	TAG			CGAT	300
241	GT'	TGA	CCC	CAA	ACA!	rgg:	ACGʻ	TGG'	rct	GTT.	AGG'	TÀA	CGŢ	TTC	ATG	GAT	ATC			GCTA	300
	Q	L	G	F	V	P	A	P	D	N	P	L	Q	S	T	Y	R	Y	I	D	-
301																				TGCT	360
																				ACGA	300
	S	L	A	T	P	С	P	D	K	V	P	T	K	E	K	E	D	P	Y	A	-
361																				ATAT	420
	GG	CAA	ATG:	raa:	AAC	CTT	GCA	ACT.	AAA	CTG	TCT	TTC	TGA	AAG	GAA	CCT	TGA	CCT	AGT	TATA	
	P	F	T	F	W	N	V	D	L	T	Ε	R	Ļ	s	L	E	L	D	Q	Y	-
421		TCT					43	7										•			
	AG	AGA	CCC	rgc:	PTT	CAA		•													
	S	L	G	R	K		-														



GA3-1 from: 1 to: 437

1	AA!																			AGTT +	
•		AGTO	CTAC	AAA	ATA	ATG	ACAZ	ACAT	CTC	TTC	TG	rgc	GTC	GTG	TTT.	AAA	ATC.	ATA'	rag	rcaa	60
	N	Q	M	F	I	Т	V	V	D	N	Т	R	s	T	N	F	s	I	s	v	-
61	CAG	CACA	AGAZ	AAA -+-	CAA	AGAT	TAT	ATC	TAA7	ATT	'GA	CAG	rrr	TGA'	TGC.	AAC'	TCA	GTT	rago	GGAA	120
																				CTT	
	H	T	E	N	Q		I			Ι				D		-	Q	F	R	E	-
121																				CCT	180
																				AGGA	100
	Y	L	R	H	V	Ε	Ε	Y	Ε	Ι	S	I	Ι	L	Q	L	С	K	I	P	-
1Ω1																				CTGG	
101																				GACC	240
	L	K	A	E	V	L	A	Q	I	N	A	M	N	S	s	L	L	E	D	W	-
241																				rgat	200
441																				ACTA	300
	Q	L	G	F -	V	P	Т	P	D	N	P	I	H	D	T	Y	R	Y	I	D	-
201																				rgaa	
201																				ACTT	360
	s	L	A	T	R	С	P	D	K	Т	P	P	K	E	ĸ	P	D	P	Y	E	_
261																				TATA	
301																				+ TATA	420
	K	L	Н	F	W	N	v	D	L	т	E	R	L	s	L	D	L	D	Q	Y	-
		TCT																			
421		AGA(43′	/													
	P	L	G	R	ĸ		-														



GA6-2 from: 1 to: 389

,																		TAT	ATC'	TATA	
1				•	ATA						-			•			÷ GTC	ATA	TAG.	ATAT	60
	N	Q _.	M	F	ı	T	v	v	D	N	т	R	N	T	N	F	s	I	s	I	_
C1																			TAG	GGA <u>A</u>	
91					AGT												+ TTT		ATC	CCTT	120
	s	s	E	N	Q	D	I	Q	Q	I	Q	s	Y	D	s	Q	K	F	R	E	-
121																				TCCA	180
121																				AGGT	100
	Y	L	R	Н	V	E	E	Y	Ε	I	s	I	I	L	Q	L	С	ĸ	I	P	-
181																		'AGA	.GGA	TTGG	240
	GA	TGT	TCG	TCT	TCA	AAA	TCG	TGT	TTA	TTT	ACG	TTA	CTT.	GGG	GAG	GAA	TGA	TCT	CCT	AACC	
	L	Q	A	E	. V	L	A	Q	I	N	A	M	N	P .	s	L	L	E	D	W	-
241																				TGAT	
	GT	CAA	TCC	TAA	ACA	CGG	TTG	AGG	GCI	TTA	'AGG	ATA	.GGT	CCI	GTG	rat:	GTC	TAA	ATA	ACTA	
	Q	L .	G	F	V	P	T	P	D	N	P	Ι	Q	D	Т	Y	R	F	I	D	-
301								•												TGAA +	
•	AG	GAZ	ATCO	ATC	GTC	CAC	AGG	GC1	rra;	rrr	'AGG	TGG	TTI	CCI	rTT	rtgo	ACI	'AGC	TAA	ACTT	
	S	L	A		R	С	P			-	_	P	K	Ε	K	P	D	P	Y	E	÷
361				+-	CTG						. 38	9			•						
	T'1	KATT)TT! _	4AT; 	AGAC	CTI	'ACA	TCI	'AGA	TTC	3										

Fig. 6



GA9-4 from: 1 to: 380

																				TGTA	
T							_													+ ACAT	60
	N	Q	L	F	V	T	v	A	D	N	T	R	N	т	N	F	т	I	s	v	·
<i>c</i> 1																				AAGG	
61																				+ TTCC	120
	т	s	N	G	т	P	I	A	E	Y	D	s	K	т	I	R	E	F	L	R	-
101																				AGCA	
121					_															TCGT	180
	н	v	E	E	Y	Q	L	S	M	I.	L	Q	L	С	ĸ	v	P	L	K	A	-
101																				AGGT	240
101																				TCCA	
	E	v	L	s	Q	I	N	A	M	N	s	G	I	L	Ė	E	W	Q	L	G	-
241																				AGCA	300
241																				TCGT	
	F	V	P	T	P	D	N	s	v	Н	D	I	Y	R	Y	I.	D	s	ĸ	A	-
301																				TACA	360
																				'ATGT	
	Т	K	С	P	D	A	V	P	A	K	E	K	E	D	P	F	D	K	Y	T	-
361		TTG AAC		-+-			+	38	0											•	
		w																			